








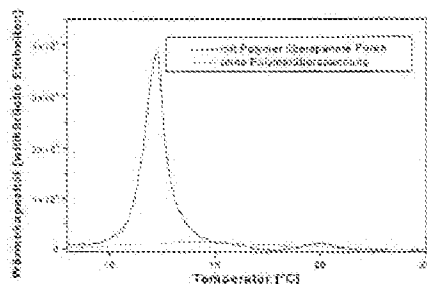


**SYSTEM FOR MEASURING MEMBRANE PERMEATION****Publication number:** DE10121903 (A1)**Publication date:** 2002-10-31**Inventor(s):** SCHMITT JOHANNES [DE]; NOELLER JOACHIM [DE]**Applicant(s):** NIMBUS BIOTECHNOLOGIE GMBH [DE]**Classification:****- international:** **G01N33/543; G01N33/543;** (IPC1-7): B01J13/02; A61K9/127; A61K9/51; G01N15/08**- European:** G01N33/543D2**Application number:** DE20011021903 20010427**Priority number(s):** DE20011021903 20010427**Also published as:** WO02088734 (A1) US2004142341 (A1) EP1381863 (A1) EP1381863 (B1) CA2445144 (A1)

more &gt;&gt;

**Cited documents:** DE19814775 (C2) DE10048822 (A1) DE4323487 (A1) DE69115682T (T2)**Abstract of DE 10121903 (A1)**

The invention relates to a system, which can be used for measuring membrane permeation in substances. Said system comprises, essentially, porous particles with an inner surface formed within the pores, and another outer surface. Essentially, only the outer surface is fully covered by a lipid layer, said lipid layer extending over the openings of the pores on the outer surface. Preferably, an intermediate layer is arranged between the outer surface and the lipid layer. Said intermediate layer is embodied, more particularly, in the form a polymer network.



~~~~~  
 Data supplied from the **esp@cenet** database — Worldwide



⑮ **BUNDESREPUBLIK  
DEUTSCHLAND**



**DEUTSCHES  
PATENT- UND  
MARKENAMT**

⑫ **Offenlegungsschrift**  
⑩ **DE 101 21 903 A 1**

⑤① Int. Cl.<sup>7</sup>:  
**B 01 J 13/02**  
G 01 N 15/08  
A 61 K 9/127  
A 61 K 9/51

⑲ Aktenzeichen: 101 21 903.2  
⑳ Anmeldetag: 27. 4. 2001  
㉔ Offenlegungstag: 31. 10. 2002

**DE 101 21 903 A 1**

⑦① Anmelder:  
NIMBUS Biotechnologie GmbH, 04317 Leipzig, DE

⑦④ Vertreter:  
Patentanwälte Ruff, Wilhelm, Beier, Dauster &  
Partner, 70174 Stuttgart

⑦② Erfinder:  
Schmitt, Johannes, Dr., 04157 Leipzig, DE; Nöller,  
Joachim, Dr., 04105 Leipzig, DE

⑤⑥ Für die Beurteilung der Patentfähigkeit in Betracht  
zu ziehende Druckschriften:

|    |               |
|----|---------------|
| DE | 198 14 775 C2 |
| DE | 100 48 822 A1 |
| DE | 43 23 487 A1  |
| DE | 691 15 682 T2 |

**Die folgenden Angaben sind den vom Anmelder eingereichten Unterlagen entnommen**

⑤④ System für die Membranpermeationsmessung

⑤① Es wird ein System bereitgestellt, welches zur Messung der Membranpermeation von Substanzen geeignet ist. Dieses System besteht im wesentlichen aus porösen Partikeln mit einer innerhalb der Poren gebildeten inneren Oberfläche und einer übrigen äußeren Oberfläche. Im wesentlichen nur die äußere Oberfläche ist von einer Lipidschicht vollständig bedeckt, wobei die Lipidschicht die Öffnungen der Poren an der äußeren Oberfläche überspannt. Bevorzugterweise befindet sich zwischen der äußeren Oberfläche und der Lipidschicht eine Zwischenschicht, die insbesondere als ein Polymernetzwerk ausgebildet ist.

**DE 101 21 903 A 1**

[0001] Die Erfindung betrifft poröse Partikel, die mit einer Lipidschicht umspannt sind, sowie die Verwendung dieser Partikel zur Messung der Membranpermeation von Substanzen.

[0002] In vielen Bereichen der Forschung ist es notwendig, die Membrangängigkeit verschiedener Substanzen zu charakterisieren. Das Verhalten in Bezug auf Membranen bzw. auf Lipide ist allgemein bei der Untersuchung von Biomolekülen, insbesondere von Peptiden oder Proteinen, ein wichtiger Aspekt. In ganz besonderem Maße spielt die Membrangängigkeit von Substanzen in der pharmazeutischen Forschung bei der Wirkstofffindung und Wirkstoffcharakterisierung eine große Rolle. Ein ganz entscheidender Punkt für die Einsetzbarkeit eines Wirkstoffes im Bereich der Medizin ist, inwieweit dieser Wirkstoff in der Lage ist, Membranen zu durchdringen und so beispielsweise in das Innere von Zellen zu gelangen. Für diesen Bereich, die sogenannte Pharmakokinetik, werden schon seit langem geeignete Modellsysteme gesucht und erforscht. Diese Modelle sollen es ermöglichen, die natürlichen Bedingungen im Organismus bezüglich der dort auftretenden Membranen soweit zu imitieren, daß anhand dieser Modellsysteme zuverlässige Aussagen über die Membrangängigkeit der jeweiligen Substanzen in vivo getroffen werden können.

[0003] Die Permeation von Substanzen durch Membranen bzw. durch Lipidschichten beruht im wesentlichen auf passiven und aktiven Transportmechanismen. Für den aktiven Transport sind verschiedene Elemente innerhalb der Membran bzw. der Lipidschicht von entscheidender Bedeutung. Hierbei handelt es sich vor allem um Transportproteine, die den Durchtritt verschiedener Substanzen durch eine Membran überhaupt erst ermöglichen. Wichtig in diesem Zusammenhang sind auch Ionenkanäle in Membranen, die im wesentlichen auch von Proteinen gebildet sind, und welche den Durchtritt von Ionen ermöglichen und steuern.

[0004] Die bisher etablierten Methoden zu einer experimentellen Bestimmung der Permeation von Stoffen durch Membranen, insbesondere durch Biomembranen, können bezüglich der hierfür verwendeten Membranomorphologie in planare und sphärisch gekrümmte Membransysteme unterteilt werden.

[0005] Die planaren Membransysteme sind zumeist an der Kontaktstelle zwischen zwei ansonsten völlig getrennten, wässrigen Kompartimenten A und B angeordnet und erlauben die Messung des Durchgangs von Substanzen von Kompartiment A nach Kompartiment B durch herkömmliche Methoden. Zu diesen Membransystemen zählen die "black lipids membranes" (BLM) (Wardak, A., Brodowski, R., Krupa, Z., Gruszecki, W. I., (2000) *Journal of Photochemistry and Photobiology B* 56, 12-18), Membranen in Filterporen (Kansy, M., Sermer, F., Gubernator, K. (1998) *Journal of Medicinal Chemistry* 41, 1007-1010 und Schmidt, C., Mayer, M., Vogel, H., (2000) *Angewandte Chemie Int. Edition* 39, 3137-3140) sowie die Klasse der festkörperunterstützten Membranen (Cornell, B. A., Braach-Maksvyits, V. L., King, L. G., Osman, P. D., Raguse, B., Wiecorek, L., Pace, R. J., (1997) *Nature* 387, 580-583). Durch ihre Morphologie sind derartige Membransysteme für biosensorische Anwendungen einsetzbar. Allerdings ist die Größe des Kompartiments B bei den festkörperunterstützten Membranen im Vergleich zum Kompartiment A im allgemeinen sehr klein, wodurch eine Permeation von Stoffen durch die Membran in Folge der begrenzten Aufnahmekapazität von Kompartiment B beeinflusst werden kann.

[0006] Ein weiterer entscheidender Nachteil dieser planaren Membransysteme ist die insgesamt geringe Membran-

oberfläche, die für den Stoffaustausch zwischen den beiden Kompartimenten A und B zur Verfügung steht. Dies trifft in besonderem Maße auf die sogenannten Patch-Clamp-Techniken zu, bei denen Bereiche mikroskopischer Dimension natürlicher oder artifizieller Membranen über eine Pipettenspitze gespannt werden und der Stoff bzw. Ionentransport elektrisch detektiert wird (Bordi, F., Cametti, C., Motta, A., (2000) *Journal of Physical Chemistry B*, 104, 5318-5323). [0007] Aufgrund dieser Nachteile konnten planare Membransysteme bisher hauptsächlich nur zur Detektion der Permeation von Ionen durch Membranen sinnvoll genutzt werden. Lediglich planare Membranen in Filterporen konnten für die Messung der Permeation anderer Substanzen genutzt werden (Kansy, M., Sermer, F., Gubernator, K. (1998) *Journal of Medicinal Chemistry* 41, 1007-1010). Ein generelles Problem dieser planaren Systeme ist jedoch immer die Undefiniertheit der jeweiligen Membranen bzw. Lipidschichten. Es ist hierbei nicht zu kontrollieren, ob es sich um beispielsweise eine Lipiddoppelschicht oder um sogenannte Multischichten handelt. Da derartige Permeationsmessungen durchgeführt werden, um Informationen über das Verhalten von Substanzen unter natürlichen Bedingungen zu erhalten, ist es unverzichtbar, daß mit definierten Lipidschichten, also insbesondere mit Lipiddoppelschichten, gearbeitet wird. Kann dies nicht gewährleistet werden, sind zum einen keine reproduzierbaren Ergebnisse zu erreichen, und zum anderen haben derartige Ergebnisse wenig Aussagekraft in Bezug auf Voraussagen über das Verhalten der Substanzen unter natürlichen Bedingungen.

[0008] Zu den sphärisch gekrümmten Membransystemen zählen die sogenannten Liposomen oder Vesikel, die ein äußeres Kompartiment A von einem inneren Kompartiment B abgrenzen. Dieses Kompartiment B befindet sich innerhalb der Liposomen bzw. Vesikel und befindet sich damit auch innerhalb des Kompartiments A. Diese Systeme haben aufgrund ihrer kolloidalen Dimensionen gegenüber den planaren Systemen den Vorteil einer wesentlich größeren Membrangrenzfläche zwischen den Kompartimenten A und B, wodurch insbesondere die Messung langsam permeierender Stoffe ermöglicht wird. Außerdem kann hierdurch die Fehlerate von Einzelmembranmessungen drastisch gesenkt werden. Permeationsmessungen mit diesen Systemen sind bisher unter Verwendung verschiedener Detektionsmethoden beschrieben worden. Hierzu zählt beispielsweise die Fluoreszenz (Sigler, A., Schubert, P., Hillen, W., Niederweis, M., (2000) *European Journal of Biochemistry* 267, 527-534), Radioaktivität sowie elektrische Meßmethoden (Hill, W. G., Zeidel, M. L., (2000) *Journal of Biological Chemistry* 275, 30176-30185). Diese Detektionsmethoden können für eine zeitaufgelöste Detektion der stattfindenden Permeation genutzt werden. Permeationsmessungen an einzelnen Liposomen sind ebenfalls beschrieben (Olbrich, K., Rawicz, W., Needham, D., Evans, E., (2000) *Biophysical Journal* 79, 321-327). Derartige Messungen sind jedoch technisch sehr aufwendig und fehleranfällig und daher nicht für routinemäßige Messungen geeignet.

[0009] Der generelle Nachteil der herkömmlichen sphärisch gekrümmten Membransysteme ist ihre Instabilität, welche zuverlässige und reproduzierbare Messungen, insbesondere im Rahmen von Reihenuntersuchungen, nahezu unmöglich macht. Weiterhin lassen sich die bekannten sphärisch gekrümmten Membransysteme bezüglich der Größe und Zahl der Lipidschichten morphologisch nicht definieren. Die Liposomen und Vesikel, die in diesem Zusammenhang genutzt werden, sind bezüglich der Morphologie vielmehr ein Zufallsprodukt, so daß zuverlässige, reproduzierbare Messungen im allgemeinen nicht möglich sind.

[0010] Um das Problem der Instabilität zu umgehen,

wurde vorgeschlagen, für die Messung der Permeation mit Lipidmembranen beschichtete Hohlkugeln, die aus einem stabilen Netz hergestellt sind, zu verwenden (Moya, S., Donath, E., Sukhorukov, G. B., Auch, M., Baumler, H., Lichtenfeld, H., Möhwald, H., (2000) *Macromolecules* 33, 4538–4544). Hierdurch können relativ stabile Membransysteme bereitgestellt werden. Allerdings sind diese beschichteten Hohlkugeln nicht für eine automatisierte Messung der Membranpermeation von Stoffen geeignet. Zum einen ist es hier nicht möglich, das Kompartiment B, also das Innere der Hohlkugeln, mit verschiedenen Funktionalitäten auszustatten, die eine Detektion der permeierenden Stoffe erleichtern würden. Andererseits weisen die beschichteten Hohlkugeln eine so geringe Dichte auf, daß eine Isolierung der Kugeln aus beispielsweise einer wäßrigen Phase nur unter größerem Aufwand möglich ist. Eine solche Abtrennung des Membransystems wäre für eine schnelle und zuverlässige Analyse der permeierten Substanzen eine Voraussetzung.

[0011] Die Erfindung stellt sich daher die Aufgabe, ein Modellsystem für Membranen, insbesondere für native Membranen, bereitzustellen, mit welchem die Permeation von Substanzen durch Membranen bzw. Lipidschichten analysiert werden kann. Hierbei sollen die Membranen bzw. die Lipidschichten so genau definiert sein, daß zuverlässige und reproduzierbare Ergebnisse erzielt werden können. Weiterhin soll das System stabil sein. Das System soll darüber hinaus solche Eigenschaften aufweisen, daß es für automatisierte Prozesse geeignet ist. Schließlich stellt sich die Erfindung die Aufgabe, ein Membransystem zu schaffen, welches so flexibel ist, daß es den verschiedensten Versuchsbedingungen, insbesondere Detektionsverfahren, angepaßt werden kann.

[0012] Diese Aufgabe wird gelöst durch poröse Partikel, wie sie in Anspruch 1 beschrieben sind. Bevorzugte Ausführungsformen dieser Partikel sind in den Ansprüchen 2–16 ausgeführt. Die Ansprüche 17–29 betreffen ein Verfahren zur Herstellung der erfindungsgemäßen Partikel. Die Ansprüche 30–32 beschreiben sich mit einem Verfahren zur Permeationsmessung von Substanzen unter Verwendung dieser Partikel. Die Ansprüche 33–35 betreffen die Verwendung der Partikel bzw. einen Kit zur Messung der Membranpermeation von Substanzen bzw. zur Untersuchung von Membrankomponenten. Der Wortlaut sämtlicher Ansprüche wird hiermit durch Bezugnahme zum Inhalt der Beschreibung gemacht.

[0013] Die erfindungsgemäßen porösen Partikel weisen eine innerhalb ihrer Poren gebildete innere Oberfläche und eine äußere Oberfläche auf, die von der restlichen Oberfläche gebildet wird. Diese Partikel sind dadurch gekennzeichnet, daß sie von einer Lipidschicht vollständig bedeckt sind, wobei diese Lipidschicht im wesentlichen die äußere Oberfläche der Partikel bedeckt und hierbei die Öffnungen der Poren an der äußeren Oberfläche überspannt. Die Lipidschicht dringt also im wesentlichen nicht in die Poren ein. Hierdurch wird ein System geschaffen, welches ein Kompartiment A außerhalb der Partikel von einem Kompartiment B innerhalb der Poren durch die Lipidschicht abtrennt. In Folge der Partikelstruktur des Systems handelt es sich hierbei um ein dispergierbares 2-Kompartiment-System. Dieses System ist in besonderer Weise für die Membranpermeationsmessung geeignet. Um die Membranpermeation der Stoffe zu untersuchen, wird das System mit Flüssigkeiten und den darin gelösten Stoffen in Kontakt gebracht. Die in den Flüssigkeiten gelösten Stoffe durchdringen in Abhängigkeit von ihren Membranpermeationseigenschaften die Lipidschicht und gelangen so in das Porenvolumen der Partikel. Nach dem Eintritt der Stoffe in das Porenvolumen können die permeierten Stoffe quantitativ analysiert wer-

den, so daß auf diese Weise die Permeationskonstante der Stoffe bestimmt werden kann. Vorteilhafterweise umschließt die Lipidschicht die äußere Oberfläche der porösen Partikel im wesentlichen dicht. Dies ist notwendig, damit die zu analysierenden Substanzen nicht auf anderem Wege als über die Membran in die Poren eindringen können.

[0014] Bei der Lipidschicht, die die Partikel umspannt, handelt es sich vorzugsweise um eine Lipiddoppelschicht. Die Eigenschaften einer Lipiddoppelschicht kommen denen von nativen Membranen sehr nahe, so daß mit diesem erfindungsgemäßen System die natürlichen Bedingungen nachempfunden werden können. Im Gegensatz zu herkömmlichen Systemen kann im erfindungsgemäßen System die Morphologie der Lipidschicht sehr genau kontrolliert werden. Es handelt sich also um ein exakt definiertes System, welches die Voraussetzung für zuverlässige und reproduzierbare Versuchsergebnisse bildet. Von außen entspricht das erfindungsgemäße Partikelsystem in seiner Morphologie und seiner Oberflächenbeschaffenheit Liposomen bzw. Vesikeln, die herkömmlicherweise für Membranpermeationsmessungen verwendet werden. Neben anderen Vorteilen weist das erfindungsgemäße System allerdings eine wesentlich höhere Stabilität als Liposomen oder Vesikel auf und ist daher wesentlich besser für Membranpermeationsmessungen geeignet.

[0015] In einer besonders bevorzugten Ausführungsform der Erfindung ist zwischen der Oberfläche, insbesondere der äußeren Oberfläche, der Partikel, und der Lipidschicht eine Zwischenschicht vorgesehen. Bei dieser Zwischenschicht handelt es sich vorzugsweise um ein Netzwerk. Die Zwischenschicht bedeckt die Partikel, ohne im wesentlichen in die Poren einzudringen. Sie dient vornehmlich dazu, einen Träger für die Lipidschicht zu bilden, so daß die Lipidschicht im wesentlichen nur die äußere Oberfläche der Partikel bedeckt. Die Zwischenschicht ist so beschaffen, daß sie den diffusiven Transport von Lösungsmitteln, insbesondere Wasser, und den darin gelösten Stoffen im Vergleich zu der Lipidschicht nicht wesentlich behindert. Zusätzlich ist die Zwischenschicht vorzugsweise relativ fest auf der Oberfläche der Partikel adsorbiert bzw. verankert, um eine entsprechende Langzeitstabilität der erfindungsgemäßen Partikel zu gewährleisten. Vorzugsweise ist die Zwischenschicht derart beschaffen, daß sie Wasser oder ein anderes Lösungsmittel aufnehmen kann. Die hierdurch einstellbare Dicke der Zwischenschicht stellt einen gewissen Abstand zwischen der Partikeloberfläche und der Lipidschicht her. Ein solcher Abstand ist im allgemeinen vorteilhaft, damit die dynamischen und strukturellen Eigenschaften der Lipidschicht nicht durch die Nähe zur Partikeloberfläche dominiert werden.

[0016] In einer bevorzugten Ausführungsform der Erfindung besteht die Zwischenschicht zumindest teilweise aus mindestens einem Polymer. Hierbei sind Polymere aus organischem Material besonders bevorzugt. Der Ausdruck Polymer umfaßt hier ebenfalls die Co-Polymere und die Block-Co-Polymere. Vorteilhafterweise handelt es sich bei den Polymeren um relativ langkettige Moleküle. Hierdurch wird gewährleistet, daß die Polymere schon aus sterischen Gründen die Öffnungen der Poren in der äußeren Oberfläche der Partikel überspannen und im wesentlichen nicht in die Poren eindringen. Als Polymere sind Polyelektrolyte, insbesondere anionische Polyelektrolyte, Polyampholyte, insbesondere Proteine, DNA und/oder RNA, und/oder Polyzwitterionen geeignet.

[0017] In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform der Erfindung ist das Polymer Polystyrolsulfonat (PSS), insbesondere Natrium-Polystyrolsulfonat, und/oder Polystyrol-co-Maleinsäureanhydrid (PSPMA). Auch diese Materialien

sind erfindungsgemäß sehr geeignet, da sie aufgrund ihrer langkettigen Struktur im wesentlichen nicht in die Poren eindringen und die äußere Oberfläche der Partikel mit einem Netzwerk umspannen.

**[0018]** Weiterhin nehmen diese Polymere bis zu einem gewissen Maß Wasser und/oder andere Lösungsmittel auf und gewährleisten somit, daß ein gewisser Mindestabstand zwischen Partikeloberfläche und Lipidschicht vorhanden ist, so daß die dynamischen Eigenschaften der Lipidschicht nicht behindert werden.

**[0019]** Die Zwischenschicht kann aus einer Aufeinander-schichtung von verschiedenen Molekülen bestehen, wobei die Moleküle vorszugsweise miteinander wechselwirken. Bevorzugterweise ist die der Partikeloberfläche am nächsten liegende Schicht durch Adsorption und/oder Chemiesorption fixiert.

**[0020]** Die Dichte bzw. die Maschenweite der Zwischenschicht wird zum einen von dem gewählten Material für die Zwischenschicht beeinflusst. Andererseits hängt sie von den gewählten Herstellungsbedingungen der Zwischenschicht, insbesondere der Konzentration des Materials für die Zwischenschicht, ab. Die Dichte bzw. die Maschenweite der Zwischenschicht wird vorzugsweise so gewählt, daß die freie Diffusion der Stoffe nicht beeinträchtigt wird und daß die Trägerfunktion der Zwischenschicht gewährleistet ist. Somit kann es bevorzugt sein, daß die Maschenweite relativ groß ist. Andererseits kann es auch vorteilhaft sein, die Maschenweite enger zu wählen, so daß das gesamte System insgesamt stabiler ist. Hierdurch wird beispielsweise eine höhere Druckbeständigkeit erreicht. Dies kann im Hinblick auf das Arbeiten mit höheren osmotischen Gradienten und/oder im Zusammenhang mit Lager- und/oder Transporteigenschaften vorteilhaft sein.

**[0021]** In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform weisen die Poren der Partikel Substanzen auf und/oder sind insbesondere mit den Substanzen im wesentlichen gefüllt. Hierfür geeignete Substanzen bewirken keine wesentliche Einschränkung des diffusiven Transportes von Stoffen innerhalb der Poren. Die Substanzen innerhalb der Poren erfüllen eine gewisse Stützfunktion für die Zwischenschicht und/oder die Lipidschicht. Das Material der Zwischenschicht, insbesondere die Polymere, müssen die Poren in diesem Fall nicht ohne Unterstützung überspannen. Es können daher auch relativ kurzkettige Materialien, insbesondere kurzkettige Polymere, für die Herstellung der Zwischenschicht geeignet sein. In einer besonders bevorzugten Ausführungsform der Erfindung kann aufgrund der Stützfunktion der Substanzen innerhalb der Poren auf die Zwischenschicht verzichtet werden, so daß die Lipidschicht direkt auf die äußere Oberfläche der Partikel immobilisiert ist, wobei auch hier die Porenöffnungen an der äußeren Oberfläche von der Lipidschicht überspannt sind. Die Ausführungsform mit Substanzen innerhalb der Poren hat den entscheidenden Vorteil, daß die Druckbeständigkeit des Systems deutlich erhöht sein kann.

**[0022]** Bevorzugterweise handelt es sich bei den Substanzen innerhalb der Poren um Polymere, insbesondere um Polymere aus organischem Material. Hierbei umfassen die Polymere auch Co-Polymere und Block-Co-Polymere. Besonders bevorzugt sind Polyelektrolyte, Polyampholyte, insbesondere Proteine, DNA und/oder RNA, und/oder Polyzwitterionen. Ganz besonders geeignet sind Fluoreszenzsonden und/oder Lumineszenzsonden, die für die Detektion der permeierten Stoffe bei Durchführung der Permeationsmessung genutzt werden können. In einer bevorzugten Ausführungsform der Erfindung sind die Substanzen innerhalb der Poren nicht wasserlöslich und können somit als Matrix für das Einbringen von weiteren hydrophoben Molekülen in die Poren

dienen. Die Substanzen können durch Adsorption und/oder Chemiesorption fixiert sein. Die Substanzen können weiterhin eine chemische Bindung, die Adsorption oder den Ein-schluß weiterer Moleküle ermöglichen. Bevorzugterweise weist die Zwischenschicht bzw. die Füllung der Poren weitere Moleküle, insbesondere funktionelle Moleküle, auf.

**[0023]** In einer bevorzugten Ausführungsform der Erfindung ist die Oberfläche, insbesondere die innere Oberfläche, der Partikel modifiziert. Hierdurch kann beispielsweise eine insgesamt hydrophobe (passive) Oberfläche bereitgestellt sein, die für das Aufbringen von weiteren Molekülen, insbesondere von Molekülen mit hydrophoben Funktionalitäten, durch Adsorption und/oder chemische Verbindung geeignet ist. Eine hydrophobe innere Oberfläche kann beispielsweise durch das Aufbringen einer Silanschicht erreicht werden. Neben einer solchen Passivierung kann beispielsweise auch eine Aktivierung bevorzugt sein, wodurch die Oberfläche derart vorbereitet wird, daß eine im wesentlichen gezielte chemische Reaktion mit anderen Molekülen, beispielsweise mit Proteinen, möglich ist. In einer solchen Ausführungsform kann die Oberfläche beispielsweise mit Bromcyan modifiziert sein. In weiteren bevorzugten Ausführungsformen ist die innere Oberfläche mit Amino-, Epoxy-, Halogenyl- und/oder Thiogruppen modifiziert. Für die Modifizierung werden beispielsweise Mercaptane und/oder Disulfide, insbesondere Alkyldisulfide, eingesetzt. Besonders bevorzugte Beispiele sind N-(2-Aminoethyl)-3-Aminopropyltrimethoxysilan (EDA), Polyethylenimin (PEI) und/oder Cysteamin, insbesondere Cysteaminhydrochlorid.

**[0024]** In einer bevorzugten Ausführungsform der Erfindung weist die Oberfläche, insbesondere die innere Oberfläche, funktionelle Moleküle auf. Diese funktionellen Moleküle können unmittelbar mit der Oberfläche der Partikel interagieren und so fixiert werden. Bevorzugterweise werden die funktionellen Moleküle jedoch über eine Wechselwirkung mit einer modifizierten Oberfläche fixiert. Dies hängt selbstverständlich unter anderem von dem jeweiligen Material bzw. der Oberfläche der Partikel und den aufzubringenden funktionellen Molekülen ab. Weiterhin können die funktionellen Moleküle aufgrund von Wechselwirkungen mit der Zwischenschicht bzw. mit der Füllung der Poren fixiert sein.

**[0025]** Durch die Verwendung von hydrophoben Funktionalitäten innerhalb der Partikel läßt sich erfindungsgemäß ein System realisieren, welches über ein hydrophiles Kompartiment A und über ein hydrophobes Kompartiment B verfügt, an dessen Grenzfläche sich eine Lipidschicht befindet, die den Transport zwischen den unterschiedlichen Kompartimenten kontrolliert.

**[0026]** Bevorzugterweise handelt es sich bei den funktionellen Molekülen um Moleküle, die im Zusammenhang mit der Detektion der permeierten Substanzen im Zuge der Permeationsmessung stehen. Vorzugsweise sind die funktionellen Moleküle enzymatisch, optisch und/oder chemisch, insbesondere photochemisch, aktive Moleküle. Besonders bevorzugt sind hierbei Moleküle, die für eine Fluoreszenz- und/oder Lumineszenzdetektion der permeierten Stoffe geeignet sind. Ganz besonders bevorzugt ist hierbei die Detektionsmethode des resonanten Energietransfers, bei dem ein Fluoreszenzdonor- und ein Fluoreszenzakzeptormolekül miteinander in Wechselwirkung treten. Hierfür wird entweder das Donor- oder das Akzeptormolekül innerhalb der Partikel fixiert. Die zu analysierenden Stoffe stellen nun den entsprechenden Fluoreszenzpartner, also das Akzeptor- oder das Donormolekül dar. Nachdem die Stoffe in die Poren durch die Lipidschicht hindurch eingetreten sind, treten sie in Wechselwirkung mit dem jeweils anderen Partnermolekül und bewirken so ein Fluoreszenzsignal, welches analysiert

werden kann.

[0027] Es ist keine Voraussetzung für die Erfindung, daß ausschließlich die innere Oberfläche der Partikel modifiziert und/oder funktionalisiert ist. Sollte auch die äußere Oberfläche der Partikel modifiziert bzw. funktionalisiert sein, so ist in jedem Fall gewährleistet, daß bei der Permeationsmessung die zu analysierenden Stoffe zunächst die Lipidschicht durchqueren müssen, bevor sie mit diesen Funktionalitäten in Wechselwirkung treten.

[0028] Die Lipidschicht, die die porösen Partikel umgibt, kann in sehr großem Ausmaß variiert sein. Es sind im Prinzip beliebige Zusammensetzungen der Schicht möglich, wobei die Schicht im wesentlichen aus amphiphilen Molekülen besteht. Besonders bevorzugt ist eine Lipidschicht, die zumindest teilweise aus Lipiden, Lipidderivaten, lipidanalogen Substanzen und/oder aus nativen Membranen, insbesondere Plasmamembranen, besteht. Der Einsatz von nativen Membranen oder Bruchstücken derartiger Membranen als Bestandteil der Lipidschicht hat den Vorteil, daß hierdurch zum einen die natürliche Situation widerspiegelt wird. Zum anderen braucht diese natürliche Situation nicht im einzelnen analysiert zu sein, insbesondere im Hinblick auf die verschiedenen Bestandteile der Membranen.

[0029] In dieser Vielseitigkeit der Lipidschicht liegt ein entscheidender Vorteil der Erfindung, da durch die vorgegebene Partikelgeometrie sichergestellt ist, daß jegliche darauf aufgebrachte Lipidschichtzusammensetzung zu Kompartiment A die gleiche Form und Größe exponiert. Dies ist beispielsweise bei der aus dem Stand der Technik bekannten Verwendung von Liposomen oder Vesikeln nicht der Fall, da deren Morphologie von der Zusammensetzung der jeweiligen Lipidschicht entscheidend abhängt.

[0030] Es ist besonders bevorzugt, daß die Lipidschicht weitere Substanzen, insbesondere Peptide, Proteine, Nukleinsäuren, Tenside und/oder Polymere, aufweist. Durch derartige Zusammensetzungen der Lipidschicht können die natürlichen Bedingungen einer Membran nahezu identisch widerspiegelt werden. Somit stellt das erfindungsgemäße Membransystem ein optimales Modellsystem für natürliche Membranen bereit.

[0031] Weiterhin ist es erfindungsgemäß bevorzugt, daß die Lipidschicht Transportelemente aufweist. Hierzu zählen insbesondere Transportproteine, beispielsweise Peptidtransporter, Porenbildner und/oder Ionenkanäle. Unter Porenbildnern sind solche Substanzen zu verstehen, die Löcher in Membranen generieren. Bevorzugterweise kann die Lipidschicht in ihrer ganzen Dicke von speziellen Molekülen durchspannt sein, die eine Transportfunktion für in flüssigen Phasen gelöste Substanzen wahrnehmen können. Hierdurch ist es zum einen möglich, die natürlichen Bedingungen einer Membran zu imitieren. Andererseits ist es hierdurch möglich, die Wechselwirkung bestimmter Stoffe mit bestimmten Transportelementen gezielt zu analysieren. So kann beispielsweise untersucht werden, unter welchen Bedingungen ein Transportprotein oder ein Ionenkanal seine optimale Aktivität entfaltet.

[0032] In einer besonders bevorzugten Ausführungsform der Erfindung sind die porösen Partikel poröse Kugeln. Vorteilhafterweise haben die Kugeln einen Durchmesser von etwa 1 bis etwa 100 µm, insbesondere etwa 3 bis etwa 10 µm.

[0033] Bevorzugterweise weisen die Partikel, insbesondere die Kugeln, Poren mit einer Öffnungsweite von etwa 1 bis etwa 1000 nm, insbesondere etwa 5 bis etwa 50 nm, auf. Geeignete nanoporöse Partikel besitzen vorzugsweise eine definierte Porengröße, so daß durch die Verwendung von Partikeln einer bestimmten Porengröße die Eigenschaften des erfindungsgemäßen Systems gezielt kontrolliert werden

können. Vor allem in Abhängigkeit von den jeweils gewählten Detektionsmethoden kann es bevorzugt sein, größere oder kleinere Porengrößen bzw. andere Partikeldurchmesser zu verwenden. Beispielsweise kann durch einen relativ geringen Porendurchmesser eine erhöhte Sensitivität von eingebauten lokalen Sondenmolekülen, z. B. Farbstoffen, bewirkt werden. So sind für die bereits erwähnte Detektionsmethode des resonanten Energietransfers typische Wechselwirkungsabstände von Donor- und Akzeptormolekülen im Bereich von ca. 5 nm nahezu optimal. Bei einem Porendurchmesser der erfindungsgemäßen Partikel von beispielsweise 10 nm tritt damit jedes permeierte Molekül (z. B. Donormolekül) nach Durchtritt durch die Lipidschicht zwangsläufig mit den an der Porenwand immobilisierten Molekülen (z. B. Akzeptormolekülen) in Wechselwirkung. Durch eine Variation der Porendurchmesser ist auf diese Weise eine "Feineinstellung" der Wechselwirkung möglich.

[0034] In einer bevorzugten Ausführungsform der Erfindung wird die innere Oberfläche der Poren mit Fluoreszenzsonden bestückt, deren Fluoreszenz sensitiv auf die Nähe eines bestimmten Stoffes, insbesondere eines bestimmten Moleküls oder Ions, reagiert, welches von Kompartiment A nach Kompartiment B permeiert ist. Durch die große innere Oberfläche der porösen Partikel ist auf diese Weise eine hohe Fluoreszenzausbeute erreichbar, die zu einer empfindlichen, zeitaufgelösten Detektion des Permeationsprozesses mittels herkömmlicher fluoreszenzspektroskopischer Methoden ausgenutzt werden kann.

[0035] Darüber hinaus hat die Verwendung der erfindungsgemäßen porösen Partikel zur Membranpermeationsmessung den weiteren Vorteil, daß die Diffusion in den Poren aufgrund der geringen Größe der Poren im wesentlichen zweidimensional und somit schneller erfolgt als in den herkömmlichen dreidimensionalen Systemen. Durch geeignete Wahl der Porendurchmesser kann auch der mittlere Abstand der permeierten Stoffe zu den Sondenmolekülen eingestellt werden, was eine optimale Wechselwirkung und effiziente Detektion gewährleistet.

[0036] In einer Ausführungsform der Erfindung bestehen die porösen Partikel zumindest teilweise aus anorganischem Material, insbesondere aus Siliziumoxiden, Aluminiumoxiden und/oder Titanoxiden. In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform bestehen die porösen Partikel zumindest teilweise aus organischem Material, vorzugsweise aus Latex.

[0037] In einer besonders bevorzugten Ausführungsform bestehen die porösen Partikel zumindest teilweise aus Silikat. Die an der Oberfläche von porösen Silikatpartikeln befindlichen SiOH-Gruppen können vorteilhafterweise zur Funktionalisierung der Oberfläche mit geeigneten Molekülen genutzt werden. Besonders bevorzugt sind hierbei kovalente Bindungen zwischen Oberflächengruppen und Molekülen. Außerdem können Moleküle mit positiver Überschußladung (z. B. Polykationen) durch Coulomb-Wechselwirkung fest an der Oberfläche adsorbiert werden. Die bei Silikatpartikeln extrem hohe Porosität der Partikel ermöglicht für das innere Kompartiment (Kompartiment B) eine im Vergleich zu den äußeren Abmessungen riesige innere Oberfläche, die für eine Fixierung von funktionellen Gruppen zur Verfügung steht.

[0038] Poröses Silikat ist ein mechanisch festes Material mit einer negativen Oberflächenladung. Mikroskopische Partikel, insbesondere Kugeln, aus Silikat sind deshalb ausgezeichnet in Lösung, insbesondere in wässriger Lösung, dispergierbar. Gleichzeitig sind die aufgrund ihrer Dichte zur Sedimentation unter normalen gravimetrischen Bedingungen fähig. Das bedeutet, daß bei Membranpermeationsmessungen bevorzugterweise auf eine Zentrifugation ver-

zichtet werden kann. Nichtsdestotrotz kann unter bestimmten Bedingungen eine Zentrifugation vorteilhaft sein, um beispielsweise den Ablauf der Sedimentation zu verkürzen.

[0039] In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform der Erfindung weisen die porösen Partikel einen magnetischen Kern auf. Besonders bevorzugt sind hierbei poröse Silikatkugeln mit einem magnetischen Kern. Hierdurch kann die Sedimentation der Partikel beschleunigt werden, beispielsweise im Hinblick auf eine Automatisierung des Verfahrens der Permeationsmessung.

[0040] Bei den erfindungsgemäß bevorzugten porösen Silikatpartikeln ist die Anordnung der Poren innerhalb der Partikel relativ zufällig. Es ist also nicht eindeutig definiert, ob die Poren vollständig miteinander kommunizieren oder nicht. Es kann jedoch vorteilhaft sein, Partikel einzusetzen, die derart definierte Poren aufweisen, daß gewährleistet ist, daß die Poren ein kommunizierendes System bilden. Vorteilhafterweise können sich hierbei Gleichgewichte innerhalb der Partikel schneller einstellen, und so bestimmte Reaktionen innerhalb der Partikel optimiert werden.

[0041] Die Erfindung umfaßt weiterhin ein Verfahren zur Herstellung von porösen Partikeln mit einer innerhalb der Poren gebildeten inneren Oberfläche und einer übrigen äußeren Oberfläche, wobei im wesentlichen nur die äußere Oberfläche von einer Lipidschicht, insbesondere von einer Lipiddoppelschicht, vollständig bedeckt ist, und die Lipidschicht die Öffnungen der Poren an der äußeren Oberfläche überspannt. Dieses Verfahren ist dadurch gekennzeichnet, daß die Poren der Partikel mit Substanzen versetzt, insbesondere im wesentlichen gefüllt, werden und/oder die porösen Partikel mit einer Schicht, insbesondere mit einem Netzwerk, versehen werden. In einem weiteren Verfahrensschritt werden die derart behandelten Partikel mit einer Lipidschicht, insbesondere mit einer Lipiddoppelschicht, versehen. Bezüglich verschiedener Einzelheiten des erfindungsgemäßen Verfahrens wird auf die obige Beschreibung verwiesen.

[0042] Vorteilhafterweise wird die Oberfläche, insbesondere die innere Oberfläche, der Partikel modifiziert, insbesondere passiviert oder aktiviert, wie es oben beschrieben ist. Weiterhin kann die Oberfläche mit funktionellen Molekülen, beispielsweise Sondenmolekülen, versehen werden (Funktionalisierung). Durch die Funktionalisierung können die durch die Modifizierung eingebrachten Gruppen "umfunktionalisiert" werden. Die Fixierung der funktionellen Moleküle kann beispielsweise durch Chemisorption oder Adsorption erfolgen. In einer bevorzugten Ausführungsform werden die Oberflächen zunächst modifiziert und/oder funktionalisiert und anschließend mit der Schicht, also der Zwischenschicht, versehen. Diese Zwischenschicht stellt vorzugsweise ein Netzwerk dar, welches insbesondere zumindest teilweise aus Polymeren besteht.

[0043] Erfindungsgemäß ist es besonders bevorzugt, die Modifizierung bzw. Funktionalisierung der Oberfläche nach einer erfolgten Beschichtung der Partikel vorzunehmen. Eine Voraussetzung für dieses Vorgehen ist, daß die Dichte bzw. die Maschenweite der Zwischenschicht ausreichend groß ist, um den Durchtritt der Modifizierungs- bzw. Funktionalisierungssubstanzen zu ermöglichen. Besonders bevorzugt ist diese Vorgehensweise bei der Verwendung von Sondenmolekülen, die für eine Fluoreszenzdetektion vorgesehen sind. Im allgemeinen hängt es von den jeweils gewählten Materialien, insbesondere dem Material der Zwischenschicht und dem Material für die Modifizierung bzw. Funktionalisierung, ab, ob diese Verfahrensabfolge vorteilhaft ist. Die nachträgliche Funktionalisierung bzw. Modifizierung der Oberfläche hat herstellungstechnisch sehr große Vorteile, da auf diese Weise das ganze Verfahren zur Her-

stellung der erfindungsgemäßen Partikel vereinfacht werden kann. Beispielsweise können alle Substanzen, die zur Herstellung der erfindungsgemäßen Partikel vor dem Aufbringen der Lipidschicht notwendig sind, in einem Ansatz auf die Partikel gegeben werden.

[0044] Nach dem Aufbringen der Schicht, also der Zwischenschicht und/oder nachdem die Poren der Partikel mit Substanzen versetzt bzw. im wesentlichen gefüllt wurden, wird eine Lipidschicht aufgebracht. Das Aufbringen der Lipidschicht erfolgt vorteilhafterweise nachdem eventuelle Modifizierungen und/oder Funktionalisierungen der Partikeloberflächen vorgenommen wurden. Für das Herstellen der Lipidschicht werden Vesikel aus Lipiden, Lipidderivaten, lipidanaloge Substanzen, nativen Membranen, insbesondere Plasmamembranen, hergestellt. Bei der Herstellung dieser Vesikel können auch weitere Substanzen, wie beispielsweise Peptide oder Proteine sowie Transportelemente anwesend sein, und damit in die Vesikel eingebaut werden. Die Herstellung der Vesikel und das Aufbringen der Lipidschicht auf die Partikel erfolgt nach herkömmlichen Methoden wie sie z. B. von Schmitt, J., Danner, B., Bayerl, T. M., (2000) Langmuir 17, 244-246 beschrieben sind.

[0045] Die Erfindung umfaßt ferner ein Verfahren zur Membranpermeationsmessung von Substanzen, wobei die erfindungsgemäßen porösen Partikel verwendet werden. Hierfür werden die zu untersuchenden Substanzen mit den erfindungsgemäßen porösen Partikeln in einem Ansatz in Kontakt gebracht. Nach einer gewissen Inkubationszeit, welche vorteilhafterweise genau definiert ist, wird die Menge der Substanzen, die die Membran durchdrungen haben, analysiert. So können Aussagen zur Membranpermeationseigenschaft der jeweiligen Substanz getroffen werden.

[0046] Die Menge der Substanzen, die durch die Membran hindurch in das Innere der Partikel, insbesondere in die Poren, gelangt ist, wird direkt und/oder indirekt bestimmt. In einer besonders bevorzugten Ausführungsform dieses Verfahrens werden die Partikel nach der Inkubationszeit von dem übrigen Ansatz abgetrennt und die Menge der Substanzen, die sich innerhalb der Partikel befindet, bestimmt. In einer weiteren Ausführungsform erfolgt nach der Abtrennung der Partikel vom Ansatz eine Bestimmung der Menge der Substanzen im verbliebenen Ansatz. Beide Vorgehensweisen können vorteilhafterweise miteinander kombiniert werden. Die Abtrennung der Partikel kann auf verschiedene Weise erfolgen, beispielsweise durch Zentrifugation und/oder Filterung. Besonders bevorzugt ist eine "natürliche" Sedimentation, da dies das Verfahren der Permeationsmessung wesentlich vereinfacht. Es kann jedoch vorteilhaft sein, das Verfahren zu beschleunigen, so daß eine Zentrifugation vorteilhaft sein kann.

[0047] In einer ganz besonders bevorzugten Ausführungsform der Erfindung werden magnetische Partikel wie oben beschrieben eingesetzt. Aufgrund dieser magnetischen Eigenschaft können die Partikel sehr schnell und effizient abgetrennt werden. Dies ist insbesondere im Hinblick auf eine Automatisierung des gesamten Verfahrens vorteilhaft. Bei Verwendung von magnetischen Partikeln werden die Partikel mit Hilfe eines geeigneten Magneten abgetrennt und der übrige Ansatz und die Partikel stehen getrennt voneinander für die weitere Analyse zur Verfügung. Hiermit entfällt der zeitraubende und einer Automatisierung schwer zugängliche Zentrifugationsschritt. Bei einer automatisierten Permeationsmessung kann das Verfahren beispielsweise in Mikrotiterplatten durchgeführt werden, wobei bereits eine Vielzahl von Automatisierungshilfsmitteln für solche Mikrotiterplatten zur Verfügung stehen. Vorzugsweise erfolgt dabei die Inkubation und die Detektion des Permeationsprozesses in demselben Gefäß.

[0048] In einer bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens erfolgt die Bestimmung der zu analysierenden Substanzen durch chemische, elektrische, magnetische, radioaktive, optische, insbesondere fluorometrische oder luminometrische, Nachweis- bzw. Detektionsmethoden. Beispielsweise kann die Membranpermeation von fluoreszenzmarkierten Stoffen untersucht werden, indem die Stoffe in gelöster Form in das Kompartiment A, also zu den dispergierten Partikeln, gegeben werden. Nach definierten Inkubationszeiten werden die Partikel vom restlichen Ansatz abgetrennt und die Fluoreszenzintensität identischer Kugelmengen vorzugsweise als Funktion der Inkubationszeit mit herkömmlichen Meßmethoden bestimmt. In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden Fluoreszenzsonden verwendet, die im Kompartiment B fixiert sind. Deren Fluoreszenz ist sensitiv für bestimmte Stoffe, insbesondere Moleküle oder Ionen, die im Kompartiment A gelöst sind. Die Permeation dieser Moleküle oder Ionen vom Kompartiment A nach Kompartiment B bewirkt eine Veränderung der gesamten Fluoreszenzintensität der Dispersion. Dies kann als Funktion der Inkubationszeit gemessen werden. In dieser Ausführungsform ist es nicht notwendig, die Partikel vom übrigen Ansatz nach der Inkubationszeit abzutrennen.

[0049] In einer weiteren Ausführungsform werden radioaktiv markierte Stoffe im Kompartiment A eingesetzt. Nach erfolgter Inkubation wird die Detektion durch Bestimmung der von den Kugeln ausgehenden Strahlungsintensität mittels geeigneter radioaktiver Meßverfahren durchgeführt. Dieses Ausführungsbeispiel hat den Vorteil, daß die Detektionsmöglichkeiten extrem empfindlich sind, und daß der zu untersuchende Stoff lediglich gering durch den Einbau der jeweiligen Radioaktivität verändert wird.

[0050] In einer weiteren Ausführungsform der Erfindung werden Enzyme im Kompartiment B immobilisiert, so daß sie bevorzugterweise ihre Aktivität beibehalten. Durch permeierende Stoffe, die vom Kompartiment A in das Kompartiment B gelangen und damit in die Nähe der Enzyme, wird bewirkt, daß die Enzyme in einen anderen Zustand versetzt werden, der beispielsweise optisch, z. B. durch Fluoreszenz oder Lumineszenz, oder elektrisch detektierbar ist.

[0051] Das erfindungsgemäße Verfahren kann so durchgeführt werden, daß nach einer gewissen Inkubationszeit die permeierten Substanzen analysiert werden. Besonders bevorzugt ist es jedoch, wenn die Permeation als Funktion der Inkubationszeit bestimmt wird, d. h. also, daß die permeierten Substanzen entweder nach verschiedenen, definierten Inkubationszeiten als Endpunktbestimmung analysiert werden, oder daß die Permeation bei der Verwendung von geeigneten Nachweismethoden im laufenden Ansatz verfolgt wird.

[0052] In einer weiteren Ausführungsform werden Partikel verwendet, die im Kompartiment B Enzyme aufweisen, für welche die zu analysierenden Stoffe Edukte darstellen. Nach der Permeation der Stoffe setzt das Enzym diese in Produkte um. Die Freisetzung der Produkte im Kompartiment B führt entweder selbst zu einer optisch oder elektrisch detektierbaren Veränderung, oder das Enzym wird zu einer solchen Veränderung veranlaßt und/oder die Produkte sind durch andere Methoden nachweisbar.

[0053] In einer weiteren Ausführungsform werden nicht markierte Stoffe im Kompartiment A eingesetzt, deren Permeation untersucht werden soll. Hier kann eine Detektion durch Bestimmung der nach einer Inkubationszeit und Abtrennung der Partikel im Kompartiment A verbliebenen Menge des Stoffes mittels Methoden wie beispielsweise HPLC/UV-Vis-Spektroskopie oder HPLC/Massenspektroskopie. Ein entscheidender Vorteil dieses Ausführungsbe-

spiels ist, daß der zu untersuchende Stoff nicht markiert und/oder speziell gereinigt werden muß und dennoch mit hoher Empfindlichkeit nachgewiesen werden kann.

[0054] Weiterhin umfaßt die Erfindung die Verwendung von porösen Partikel, wie sie oben beschrieben ist, zur Membranpermeationsmessung.

[0055] Weiterhin umfaßt die Erfindung einen Kit zur Messung der Membranpermeation von Substanzen. Dieser Kit enthält Komponenten, die zur Herstellung von erfindungsgemäßen porösen Partikeln wie oben beschrieben geeignet sind. Hierbei ist es nicht notwendig, daß der Kit alle Komponenten zur Herstellung von den erfindungsgemäßen Partikeln enthält. Vielmehr kann es bevorzugt sein, daß nur einige, insbesondere wesentliche Komponenten im Kit enthalten sind und daß andere Komponenten vom Verwender selbst bereitgestellt werden.

[0056] Weiterhin umfaßt die Erfindung einen Kit zur Messung der Membranpermeation von Substanzen, wobei der Kit vorzugsweise vollständig beschichtete poröse Partikel gemäß der obigen Beschreibung aufweist. Dies ist besonders bevorzugt, wenn die Partikel mit einer relativ komplizierten Lipidschicht versehen sind, also insbesondere einer Lipidschicht, die neben Lipiden noch weitere Substanzen aufweist wie beispielsweise Proteine, insbesondere Transportproteine.

[0057] Schließlich umfaßt die Erfindung einen Kit zur Untersuchung von Membranelementen, insbesondere von Proteinen. Mit dem erfindungsgemäßen Kit können vorteilhafterweise funktionelle Untersuchungen durchgeführt werden. Beispielsweise kann ein solcher Kit für eine Charakterisierung von Transportproteinen eingesetzt werden.

[0058] Die Erfindung hat gegenüber bisher bekannten Systemen bzw. Verfahren zur Membranpermeationsmessung entscheidende Vorteile. Dies gilt vor allem in Bezug auf Stabilität, mechanische Festigkeit, Morphologie, Detektion und Separierbarkeit aus einer Dispersion. Eine Automatisierung der Permeationsmessung ist in sehr vorteilhafter Weise möglich. Die erfindungsgemäßen Partikel zeichnen sich durch neuartige Möglichkeiten zur Funktionalisierung der Oberflächen und damit zu einsetzbaren Detektionsmöglichkeiten aus.

[0059] Die beschriebenen Merkmale der Erfindung sowie weitere Merkmale ergeben sich aus den nachfolgenden Beispielen, den Figuren und den Unteransprüchen. Hierbei können die verschiedenen Merkmale jeweils für sich oder in Kombination miteinander verwirklicht sein. In den Figuren ist gezeigt:

[0060] Fig. 1 Differentialkalorimetrische-Meßkurven von mit Dielaidoylphosphatidylcholin (DEPC) beschichteten porösen Silikatpartikeln mit und ohne überspannten Poren,

[0061] Fig. 2 ATP-stimulierte  $\text{Ca}^{2+}$ -Transportmessungen der immobilisierten  $\text{Ca}^{2+}$ -ATPase des sarkoplasmatischen Retikulums bei lipidbeschichteten Silikatpartikeln mit und ohne Polymerzwichenschicht.

## Beispiele

### Beispiel 1

#### FUNKTIONALISIERUNG DER FESTKÖRPEROBERFLÄCHE

1.1. Aminofunktionalisierung von pulverförmigen und porösen Silikatoberflächen mit N-(2-Aminoethyl)-3-Aminopropyltrimethoxysilan (EDA)

[0062] Eine Silanlösung, bestehend aus 9,2 mL N-(2-Aminoethyl)-3-Aminopropyltrimethoxysilan (EDA) und



243 µL konzentrierter Essigsäure in 450 mL entionisiertem Wasser, wird frisch hergestellt. Nach 5 Minuten werden 2 g eines porösen Silikatmaterials (Nucleosil 50-10 von Macherey-Nagel, Düren) zu der Silanlösung gegeben und unter Schütteln aufgeschlämmt. Diese Dispersion wird drei Stunden langsam rotiert, danach wird das Silikatmaterial sedimentiert und dreimal mit entionisiertem Wasser gewaschen. Der Erfolg der Silanisierung wird mittels Infrarotspektroskopie in diffuser Reflexion (DRIFT) am getrockneten Silikatmaterial dokumentiert. In ähnlicher Weise werden weitere Trägermaterialien mit Porengrößen zwischen 5 und 400 nm funktionalisiert.

1.2. Aminofunktionalisierung von pulverförmigen und porösen Silikatoberflächen mit Poly(diallyl-dimethylammoniumchlorid)

[0063] Zu einer Poly(diallyl-dimethylammoniumchlorid)(PolyDADMAC, Mw etwa 400.000–500.000)-Lösung bestehend aus 200 mL Polyethylenimin (PEI) (20%-Lösung in Wasser, Aldrich, Steinheim) in 50 mL einer 3M NaCl-Lösung werden 1 g eines porösen Silikatmaterials (Nucleosil 50-3 von Macherey-Nagel, Düren) gegeben und drei Stunden langsam rotiert. Danach wird das Silikatmaterial sedimentiert und dreimal mit entionisiertem Wasser gewaschen. Der Erfolg der Umsetzung wird mittels Infrarotspektroskopie in diffuser Reflexion (DRIFT) am getrockneten Silikatmaterial dokumentiert.

#### Beispiel 2

#### EINBAU FUNKTIONELLER MOLEKÜLE VOR DER ÜBERSPANNUNG

##### 2.1. Immobilisierung eines Enzyms (Esterase)

[0064] 1 g eines entsprechend Beispiel 1.1. funktionalisierten EDA-Trägermaterials werden in einer Esterase-Lösung, bestehend aus 30 mg ESTERASE (E.C. 3.1.1.1., Aktivität 20 units/mg) in 15 mL Phosphatpuffer (20 mM, pH 7.4) gegeben und über Nacht rotiert. Danach wird das Trägermaterial sedimentiert und dreimal mit Phosphatpuffer gewaschen. Der Erfolg der Behandlung wird durch die Abnahme der Esterase aus der Lösung und mittels Aktivitätsmessungen des immobilisierten Enzyms auf dem Trägermaterial dokumentiert.

##### 2.2. Einbringen eines Sondenmoleküls

[0065] 50 mg eines entsprechend Beispiel 1.1. funktionalisierten EDA-Trägermaterials werden in 1 mL einer 1 mM Quin2 (Calbiochem, Bad Soden)-Lösung in TEA-Puffer (50 mM TEA, 25 mM NaCl) gegeben und eine Stunde rotiert. Danach wird das Trägermaterial sedimentiert und dreimal mit TEA-Puffer gewaschen. Der Erfolg der Behandlung wird durch die Abnahme des Quin2 aus der Lösung und mittels Fluoreszenzmessungen dokumentiert.

#### Beispiel 3

#### ÜBERSPANNEN DER PORÖSEN KUGELN MIT POLYMEREN

##### 3.1. Adsorption von Na-Polystyrolsulfonat (PSS) auf EDA-funktionalisierten Silikatoberflächen

[0066] Zu einer Na-Polystyrolsulfonat(PSS)-Lösung, bestehend aus 25 mg PSS (Mw etwa 2.600.000, FLUKA) in

50 mL entionisiertem Wasser, wird 1 g eines entsprechend Beispiel 1.1. aminofunktionalisierten Silikatmaterials gegeben und drei Stunden geschüttelt. Danach wird das Silikatmaterial sedimentiert und dreimal mit entionisiertem Wasser gewaschen. Der Erfolg der Adsorption wird mittels DRIFT und der Abnahme der PSS-Konzentration in der Lösung dokumentiert.

##### 3.2. Adsorption von Na-Polystyrolsulfonat (PSS) auf Poly(diallyl-dimethylammoniumchlorid)-funktionalisierten Silikatoberflächen

[0067] Zu einer Na-Polystyrolsulfonat(PSS)-Lösung, bestehend aus 25 mg PSS (Mw etwa 70.000, Aldrich, Steinheim) in 50 mL entionisiertem Wasser, wird 1 g eines entsprechend Beispiel 1.2. aminofunktionalisierten Silikatmaterials gegeben und drei Stunden geschüttelt. Danach wird das Silikatmaterial sedimentiert und dreimal mit entionisiertem Wasser gewaschen. Der Erfolg der Adsorption wird mittels DRIFT und der Abnahme der PSS-Konzentration in der Lösung dokumentiert.

##### 3.3. Adsorption von Na-Polystyrolsulfonat (PSS) auf enzymhaltigen Silikatoberflächen

[0068] Zu einer Na-Polystyrolsulfonat(PSS)-Lösung bestehend aus 12,5 mg PSS (Mw etwa 2.600.000, FLUKA) in 25 mL entionisiertem Wasser, wird 0,5 g eines entsprechend Beispiel 2.1. hergestellten Silikatmaterial gegeben und drei Stunden geschüttelt. Danach wird das Silikatmaterial sedimentiert und dreimal mit entionisiertem Wasser gewaschen. Der Erfolg der Adsorption wird mittels DRIFT und der Abnahme der PSS-Konzentration in der Lösung dokumentiert. Die Integrität des Enzyms nach dem Überspannen wird durch Aktivitätsmessungen bestimmt.

#### Beispiel 4

#### EINBAU FUNKTIONELLER MOLEKÜLE NACH DER ÜBERSPANNUNG

##### 4.1. Herstellung photoreaktiver Oberflächen auf PSS/EDA-funktionalisierten Silikatoberflächen

[0069] 0,25 g eines entsprechend Beispiel 3.1. funktionalisierten EDA/PSS-Trägermaterials wird in eine Lösung, bestehend aus 0,25 g 3,3',4,4'-Benzophenontetracarbonsäuredianhydrid (BPA) in 25 mL Aceton, gegeben und über Nacht rotiert. Danach wird das Trägermaterial sedimentiert, dreimal mit Aceton gewaschen und getrocknet. Der Erfolg der Behandlung wird mittels DRIFT dokumentiert.

##### 4.2. Herstellung von Anhydridoberflächen auf PSS/EDA-funktionalisierten Silikatoberflächen

[0070] 0,25 g eines entsprechend Beispiel 3.1. funktionalisierten EDA/PSS-Trägermaterials wird in eine Lösung, bestehend aus 0,1 g 3,3',4,4'-Biphenyltetracarbonsäuredianhydrid in 25 mL Aceton, gegeben und über Nacht rotiert. Danach wird das Trägermaterial sedimentiert, dreimal mit Aceton gewaschen und getrocknet.

##### 4.3. Einbringen eines Sondenmoleküls

[0071] 50 mg eines entsprechend Beispiel 3.1. funktionalisierten EDA/PSS-Trägermaterials wird in 1 mL einer 1 mM Quin2 (Calbiochem, Bad Soden)-Lösung in TEA-Puffer (50 mM TEA, 25 mM NaCl, pH 7.4) gegeben und

eine Stunde rotiert. Danach wird das Trägermaterial sedimentiert und dreimal mit TEA-Puffer gewaschen. Der Erfolg der Behandlung wird durch die Abnahme des Quin2 aus der Lösung und mittels Fluoreszenzmessungen dokumentiert.

#### Beispiel 5

### DEPOSITION VON LIPIDSCHICHTEN AUF DEN MODIFIZIERTEN OBERFLÄCHEN

#### 5.1. Herstellung von Lipidvesikeln zur Immobilisierung auf pulverförmigen Oberflächen

**[0072]** 80 mg Dielaidoylphosphatidylcholin (DEPC) wird in 16 mL Beschichtungspuffer, bestehend aus 20 mM HEPES-Puffer pH 7,1 mit 30 mM NaCl, eine halbe Stunde bei Raumtemperatur gequollen und anschließend 30 Minuten mit einem Stabbeschaller (Branson Sonorex) ultrabeschallt. Das Ergebnis ist eine klare Vesikeldispersion mit Vesikeldurchmessern im Bereich 20–80 nm. Die Bestimmung erfolgt mittels herkömmlicher dynamischer Laserlichtstreuung ("Particle-Sizing").

#### 5.2. Immobilisierung von Lipidmembranen auf überspannten Silikatoberflächen

**[0073]** Zu 16 mL einer entsprechend Beispiel 5.1 hergestellten Vesikeldispersion wird 1 g eines entsprechend Beispiel 3.1. überspannten porösen Silikatträgers zugegeben und 30 Minuten langsam rotiert. Danach wird das Trägermaterial sedimentiert und dreimal mit Beschichtungspuffer gewaschen. Der Erfolg der Beschichtung wird mittels DSC an dem im Beschichtungspuffer dispergierten Material (wie beschrieben bei C. Naumann, T. Brumm, T. M. Bayerl, Biophys. J., 1992, 63, 1314) und DRIFT (nach Trocknung des Materials) und durch Bestimmung der Lipidmenge dokumentiert.

#### 5.3. Immobilisierung von Lipidmembranen auf enzymhaltigen Oberflächen mit gemischter Funktionalität

**[0074]** Zu 16 mL einer entsprechend Beispiel 5.1 hergestellten Vesikeldispersion wird 1 g eines entsprechend Beispiel 3.3. überspannten und enzymhaltigen porösen Silikatträgers gegeben und 30 Minuten langsam rotiert. Danach wird das Trägermaterial sedimentiert und dreimal mit Beschichtungspuffer gewaschen. Der Erfolg der Beschichtung wird mittels DSC an dem im Beschichtungspuffer dispergierten Material und DRIFT (nach Trocknung des Materials) dokumentiert.

#### 5.4. Immobilisierung von nativen Sarkoplasmatischen Retikulum (SR)-Membranen auf überspannten Silikatoberflächen und Messung der $\text{Ca}^{2+}$ -ATPase-Funktion

**[0075]** Aus dem Muskelgewebe eines Kaninchens werden nach einem Verfahren von W. Hasselbach und M. Makinose (Biochem. Z. 1961, 333, 518–528) Membranvesikel des sarkoplasmatischen Retikulums hergestellt (SR-Vesikel). Diese Dispersion wird anschließend durch Ultraschallbehandlung in kleine, einschalige Vesikel mit einem Durchmesser von 20–90 nm überführt. Zu 900  $\mu\text{L}$  dieser Lösung (etwa 0,5 mg Gesamtprotein) werden 50 mg eines entsprechend Beispiel 4.3. überspannten porösen Silikatträgers zugegeben und für 18 Stunden bei 4°C inkubiert, wobei als Pufferlösung 100 mM Triethanolamin (pH 7,4) und 100 mM NaCl (Inkubationspuffer) verwendet wird. Danach wird das Trägerma-

terial sedimentiert und dreimal mit Inkubationspuffer gewaschen. Der Erfolg der Beschichtung wird mittels DRIFT am getrockneten Material dokumentiert. Die  $\text{Ca}^{2+}$ -ATPase-Aktivität auf dem Trägermaterial nach der Waschung im Inkubationspuffer erfolgt durch Bestimmung der ATP-Hydrolyse-Aktivität in Abhängigkeit der Calciumionenkonzentration und des  $\text{Ca}^{2+}$ -Transportes sowie dessen Hemmung durch den spezifischen Inhibitor "Cyclopiazonic Acid". Zur Messung der transportierten Menge an  $\text{Ca}^{2+}$ -Ionen wurde die Fluoreszenz (Anregungsfilter: 340 nm, Emissionsfilter: 510 nm) in einem Fluoreszenzplattenleser (HTS7000, Perkin-Elmer) kontinuierlich gemessen (Fig. 2). Diese Funktionstests belegen eine zum SR-Vesikel vergleichbare  $\text{Ca}^{2+}$ -ATPase-Aktivität auf dem Trägermaterial.

#### Beispiel 6

### EIGENSCHAFTEN DER MEMBRANEN AUF OPTIMIERTEM TRÄGERMATERIAL

#### 6.1. Stabilität im fließenden wässrigen Medium

**[0076]** Die in Beispielen 5.2. bis 5.4. beschriebenen Systeme werden für die Dauer von 24 Stunden einem strömenden Medium (Beschichtungspuffer nach Beispiel 5.1. bzw. Inkubationspuffer nach Beispiel 5.4.) in einem Testbad ausgesetzt. In Abständen von 2 Stunden werden jeweils gleiche Mengen Trägermaterial aus dem Testbad entnommen, getrocknet und anschließend mittels DRIFT auf ihre Beschichtung untersucht. Die in den Beispielen 5.2. und 5.3. beschriebenen Systeme werden zusätzlich mittels DSC untersucht. Weder mit DRIFT noch mit DSC wird eine meßbare Abnahme der Membranbeschichtung mit der Zeit beobachtet.

#### 6.2. Stabilität nach Einfrieren

**[0077]** Die in den Beispielen 5.2. bis 5.4. beschriebenen Systeme werden bei  $-80^{\circ}\text{C}$  im dispergierten Zustand eingefroren und anschließend wieder auf Raumtemperatur gebracht und getrocknet. Vergleichende DRIFT-Messungen vor und nach dem Einfrieren ergaben unveränderte Lipidmengen auf dem Trägermaterial.

#### 6.3. Stabilität der enzymatischen Aktivität von SR-beschichtetem Trägermaterial

**[0078]** Das in Beispiel 5.4. beschriebene System wird nach der Präparation über die Dauer von 3 Monaten bei  $-80^{\circ}\text{C}$  aufbewahrt. Im Abstand von 1 Monat werden Proben entnommen und auf ihre  $\text{Ca}^{2+}$ -ATPase-Aktivität mittels des in 5.4. beschriebenen Verfahrens untersucht. Nach 2 Monaten ist die Aktivität auf ca. 70% des ursprünglichen Wertes (unmittelbar nach der Präparation und Waschung des Trägermaterials gemessen) abgesunken. Im Überstand der gelagerten Proben kann keine  $\text{Ca}^{2+}$ -ATPase-Aktivität gemessen werden.

#### 6.4. Bestimmung der Phasenübergangstemperaturen

**[0079]** Fig. 1 zeigt differentialkalorimetrische (DSC)-Messungen des Phasenübergangs festkörperunterstützter Bilayer, bestehend aus dem synthetischen Lipid Dielaidoyl-sn-3-glycero-3-phosphocholin (im folgenden DEPC genannt) auf einer nichtüberspannten Oberfläche (Herstellung gemäß C. Naumann, T. Brumm, T. M. Bayerl, Biophys. J., 1992, 63, 1314) und auf einer durch den obigen Schritt überspannten Oberfläche (wie im Beispiel beschrieben). Diese

Ergebnisse zeigen eine deutliche Verbreiterung des Phasenübergangs bei der nichtüberspannten Oberfläche. Die Phasenübergangstemperatur auf der polymerüberspannten Oberfläche entspricht dem der DEPC-Vesikel.

#### Patentansprüche

1. Poröse Partikel mit einer innerhalb der Poren gebildeten inneren Oberfläche und einer übrigen äußeren Oberfläche, wobei im wesentlichen nur die äußere Oberfläche von einer Lipidschicht, insbesondere einer Lipiddoppelschicht, vollständig bedeckt ist, und die Lipidschicht die Öffnungen der Poren an der äußeren Oberfläche überspannt. 10
2. Partikel nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß zwischen der Oberfläche, insbesondere der äußeren Oberfläche, und der Lipidschicht eine Zwischenschicht, insbesondere ein Netzwerk, vorgesehen ist. 15
3. Partikel nach Anspruch 2, dadurch gekennzeichnet, daß die Zwischenschicht zumindest teilweise aus mindestens einem Polymer, insbesondere aus einem Polymer aus organischem Material, besteht. 20
4. Partikel nach Anspruch 3, dadurch gekennzeichnet, daß das Polymer ein Polyelektrolyt, insbesondere ein anionischer Polyelektrolyt, ein Polyampholyt, insbesondere ein Protein, DNA und/oder RNA, und/oder ein Polyzwitterion ist. 25
5. Partikel nach Anspruch 3 oder Anspruch 4, dadurch gekennzeichnet, daß das Polymer Polystyrolsulfonat (PSS), insbesondere Natrium-Polystyrolsulfonat, und/oder Polystyrol-co-Maleinsäureanhydrid (PSPMA) ist. 30
6. Partikel nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß die Poren Substanzen aufweisen, insbesondere mit Substanzen im wesentlichen gefüllt sind, wobei vorzugsweise die Substanzen Polymere, insbesondere Polymere aus organischem Material, sind. 35
7. Partikel nach Anspruch 6, dadurch gekennzeichnet, daß die Polymere Polyelektrolyte, Polyampholyte, insbesondere Proteine, DNA und/oder RNA, Polyzwitterionen, Fluoreszenzsonden und/oder Lumineszenzsonden sind. 40
8. Partikel nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß die Oberfläche, insbesondere die innere Oberfläche, Modifizierungen, insbesondere Passivierungen oder Aktivierungen, aufweist, wobei vorzugsweise die Modifizierungen Amino-, Epoxy-, Halogenyl- und/oder Thiogruppen sind. 45
9. Partikel nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß die Oberfläche, insbesondere die innere Oberfläche, funktionelle Moleküle aufweist, wobei vorzugsweise die funktionellen Moleküle enzymatisch, optisch und/oder chemisch, insbesondere photochemisch, aktive Moleküle sind. 50
10. Partikel nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß die Lipidschicht zumindest teilweise aus Lipiden, Lipidderivaten, lipidanalogen Substanzen und/oder nativen Membranen, insbesondere Plasmamembranen, besteht. 55
11. Partikel nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß die Lipidschicht weitere Substanzen, insbesondere Peptide, Proteine, Nukleinsäuren, Tenside und/oder Polymere aufweist. 60
12. Partikel nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß die Lipidschicht Transportelemente, insbesondere Transportproteine, Porenbildner und/oder Ionenkanäle, aufweist. 65

13. Partikel nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß die Partikel poröse Kugeln sind, wobei vorzugsweise die Kugeln einen Durchmesser von etwa 1 bis etwa 100 µm, insbesondere etwa 3 bis etwa 10 µm, aufweisen.
14. Partikel nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß die Partikel Poren mit einer Öffnungsweite von etwa 1 bis etwa 1000 nm, insbesondere von etwa 3 bis etwa 50 nm, aufweisen.
15. Partikel nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß die Partikel zumindest teilweise aus Silikat und/oder Latex bestehen.
16. Partikel nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß die Partikel einen magnetischen Kern aufweisen.
17. Verfahren zur Herstellung von porösen Partikel mit einer innerhalb der Poren gebildeten inneren Oberfläche und einer übrigen äußeren Oberfläche, wobei im wesentlichen nur die äußere Oberfläche von einer Lipidschicht, insbesondere einer Lipiddoppelschicht, vollständig bedeckt ist, und die Lipidschicht die Öffnungen der Poren an der äußeren Oberfläche überspannt, dadurch gekennzeichnet, daß
  - a) die Poren der Partikel mit Substanzen versetzt, insbesondere im wesentlichen befüllt, werden und/oder die poröse Partikel mit einer Schicht, insbesondere mit einem Netzwerk, versehen werden und
  - b) daß auf die gemäß Verfahrensschritt a) behandelten Partikel eine Lipidschicht, insbesondere eine Lipiddoppelschicht, aufgebracht wird.
18. Verfahren nach Anspruch 17, dadurch gekennzeichnet, daß für das Versetzen der Poren mit Substanzen und/oder für das Herstellen der Schicht zumindest teilweise Polymere, insbesondere Polymere aus organischem Material, verwendet werden.
19. Verfahren nach Anspruch 18, dadurch gekennzeichnet, daß als Polymere Polyelektrolyte, insbesondere anionische Polyelektrolyte, Polyampholyte, insbesondere Proteine, DNA und/oder RNA, Polyzwitterionen, Fluoreszenzsonden und/oder Lumineszenzsonden eingesetzt werden.
20. Verfahren nach einem der Ansprüche 17 bis 19, dadurch gekennzeichnet, daß für das Herstellen der Schicht zumindest teilweise Polystyrolsulfonat (PSS), insbesondere Natrium-Polystyrolsulfonat, und/oder Polystyrol-co-Maleinsäureanhydrid (PSPMA) verwendet wird.
21. Verfahren nach einem der Ansprüche 17 bis 20, dadurch gekennzeichnet, daß die Oberfläche, insbesondere die innere Oberfläche, vor oder nach Durchführen des Verfahrensschrittes a) modifiziert, insbesondere passiviert oder aktiviert, wird, wobei vorzugsweise mit Amino-, Epoxy-, Halogenyl- und/oder Thiogruppen modifiziert wird.
22. Verfahren nach einem der Ansprüche 17 bis 21, dadurch gekennzeichnet, daß die Oberfläche, insbesondere die innere Oberfläche, vor oder nach Durchführen des Verfahrensschrittes a) mit funktionellen Molekülen versehen wird, wobei vorzugsweise als funktionelle Moleküle enzymatisch, optisch und/oder chemisch, insbesondere photochemisch, aktive Moleküle eingesetzt werden.
23. Verfahren nach einem der Ansprüche 17 bis 22, dadurch gekennzeichnet, daß für das Herstellen der Lipidschicht gemäß Verfahrensschritt b) Vesikel aus Lipiden, Lipidderivaten, lipidanalogen Substanzen, nativen Membranen, insbesondere Plasmamembranen, herge-

stellt werden und mit den Partikeln in Kontakt gebracht werden.

24. Verfahren nach einem der Ansprüche 17 bis 23, dadurch gekennzeichnet, daß für das Herstellen der Lipidschicht gemäß Verfahrensschritt b) die Vesikel weitere Substanzen, insbesondere Peptide, Proteine, Nukleinsäure, Tenside und/oder Polymere eingesetzt werden.

25. Verfahren nach einem der Ansprüche 17 bis 24, dadurch gekennzeichnet, daß für das Herstellen der Lipidschicht gemäß Verfahrensschritt b) weiterhin Transportelemente, insbesondere Transportproteine, Porenbildner und/oder Ionenkanäle, eingesetzt werden.

26. Verfahren nach einem der Ansprüche 17 bis 25, dadurch gekennzeichnet, daß als Partikel poröse Kugeln eingesetzt werden, wobei vorzugsweise die Kugeln einen Durchmesser von etwa 1 bis etwa 100 µm, insbesondere etwa 3 bis etwa 10 µm, aufweisen.

27. Verfahren nach einem der Ansprüche 17 bis 26, dadurch gekennzeichnet, daß poröse Partikel eingesetzt werden, deren Poren eine Öffnungsweite von etwa 0,1 bis etwa 1000 nm, insbesondere von etwa 3 bis etwa 50 nm, aufweisen.

28. Verfahren nach einem der Ansprüche 17 bis 27, dadurch gekennzeichnet, daß Partikel eingesetzt werden, die zumindest teilweise aus Silikat und/oder Latex bestehen.

29. Verfahren nach einem der Ansprüche 17 bis 28, dadurch gekennzeichnet, daß Partikel eingesetzt werden, die einen magnetischen Kern aufweisen.

30. Verfahren zur Membranpermeationsmessung von Substanzen, dadurch gekennzeichnet, daß

a) die Substanzen mit porösen Partikeln nach einem der Ansprüche 1 bis 16, in einem Ansatz in Kontakt gebracht werden und

b) nach einer Inkubationszeit die Menge der Substanzen innerhalb der Partikel direkt und/oder indirekt bestimmt wird.

31. Verfahren nach Anspruch 30, dadurch gekennzeichnet, daß nach der Inkubationszeit die Partikel von dem Ansatz abgetrennt werden, und die Menge der Substanzen innerhalb der Partikel und/oder im verbliebenen Ansatz bestimmt wird.

32. Verfahren nach Anspruch 30 oder Anspruch 31, dadurch gekennzeichnet, daß die Bestimmung der Substanzen durch chemische, radioaktive, optische, insbesondere fluorometrische oder luminometrische, Nachweismethoden erfolgt.

33. Verwendung von porösen Partikel nach einem der Ansprüche 1 bis 16 zur Membranpermeationsmessung.

34. Kit zur Messung der Membranpermeation von Substanzen, enthaltend Komponenten zur Herstellung von porösen Partikeln nach einem Verfahren gemäß einem der Ansprüche 17 bis 29.

35. Kit zur Untersuchung von Membranelementen, insbesondere von Proteinen, enthaltend Komponenten zur Herstellung von porösen Partikeln nach einem Verfahren gemäß einem der Ansprüche 17 bis 29.

---

Hierzu 2 Seite(n) Zeichnungen

---

60

65

- Leerseite -

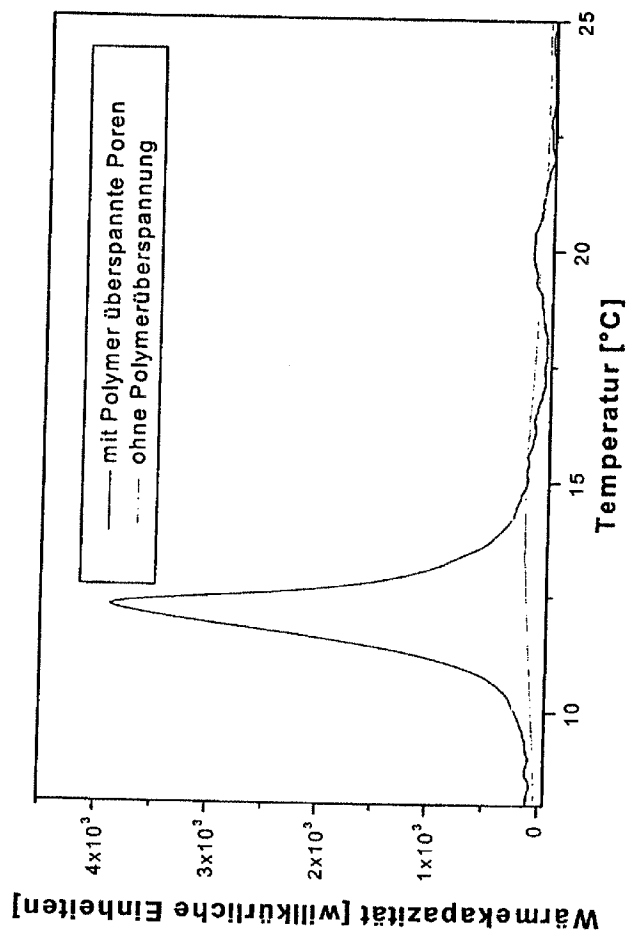


Fig. 1

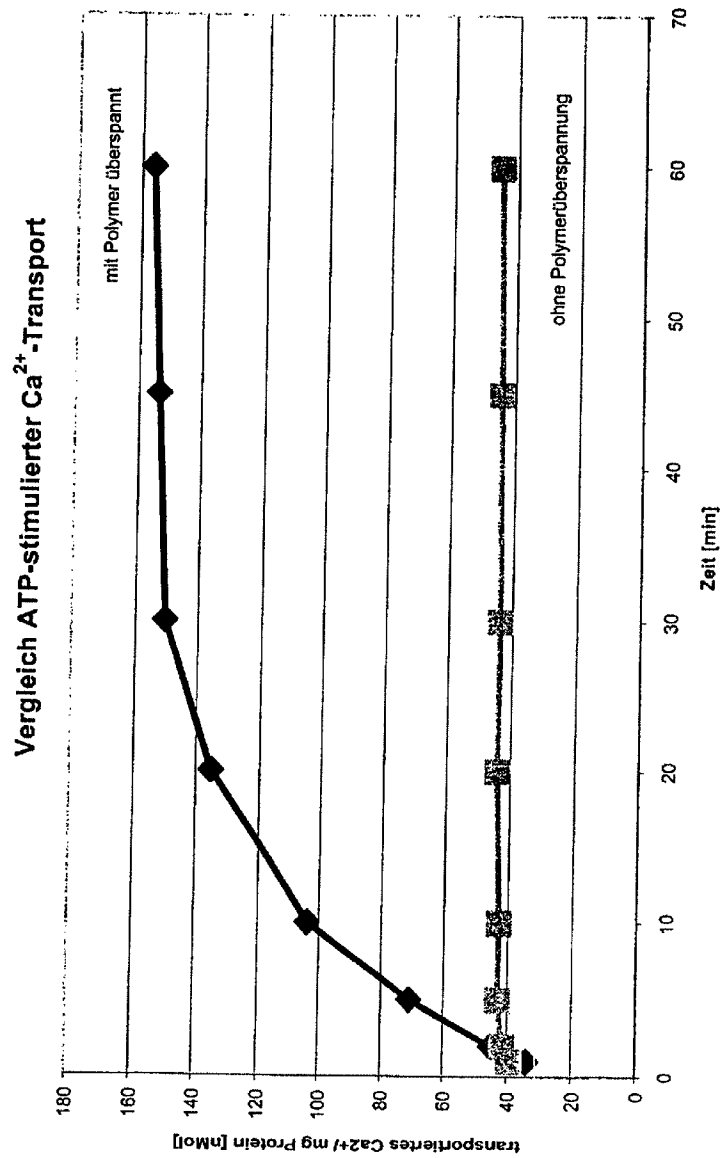


Fig. 2